

饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪肌肉脂肪酸组成和脂质代谢相关基因表达的影响

胡诚军<sup>1,2</sup> 张 婷<sup>1</sup> 张 涛<sup>3</sup> 印遇龙<sup>1,2</sup> 孔祥峰<sup>1\*</sup> 江青艳<sup>2\*</sup>

(1.中国科学院亚热带农业生态研究所, 亚热带农业生态过程重点实验室, 动物营养生理与代谢过程实验室, 畜禽养殖污染控制与资源化技术国家工程实验室, 长沙 410125; 2.华南农业大学, 动物科学学院, 广州 510642; 3.赢创德固赛(中国)投资有限公司, 北京 100600)

**摘 要:** 本试验旨在探讨饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪肌肉脂肪酸组成和脂质代谢相关基因表达的影响。选取平均体重为 77 kg 左右的三元杂交肥育猪 60 头, 随机分为 5 个组, 每组 12 头, 公、母各占 1/2。对照组饲喂基础饲料, 试验组分别在基础饲料中添加 2.05% L-丙氨酸(等氮对照组)、1.0%亮氨酸+1.37% L-丙氨酸(亮氨酸组)、1.0%谷氨酸+1.44% L-丙氨酸(谷氨酸组)、1.0%亮氨酸+1.0%谷氨酸(亮氨酸+谷氨酸组)。饲喂 60 d 后屠宰采集肌肉样品, 检测其中脂肪酸含量以及脂质代谢相关基因 mRNA 的相对表达量。结果表明: 与对照组相比, 在背最长肌中, 亮氨酸组 C18:2n-6 和 C20:1 含量显著增加( $P<0.05$ ), C18:0 含量显著降低( $P<0.05$ ), 谷氨酸组 C14:0 和 C16:0 含量显著降低( $P<0.05$ ), C17:0 和 C18:2n-6 含量显著增加( $P<0.05$ ); 在股二头肌中, 亮氨酸组 C16:0 含量显著降低( $P<0.05$ ), 谷氨酸组 C18:2n-6 含量显著增加( $P<0.05$ )。与对照组相比, 亮氨酸组背最长肌中脂肪酸转运蛋白 1 (FATP-1) mRNA 的相对表达量显著上调( $P<0.05$ ), 亮氨酸+谷氨酸组背最长肌和股二头肌中脂肪酸转运蛋白 4 (FATP-4) mRNA 的相对表达量显著下调( $P<0.05$ )。与等氮对照组相比, 谷氨酸组和亮氨酸+谷氨酸组背最长肌中脂蛋白脂酶 (LPL) mRNA 的相对表达量显著上调( $P<0.05$ )。上述结果提示, 饲料添加 1.00%亮氨酸或 1.00%谷氨酸可调控肥育猪肌肉中脂肪酸组成及脂质代谢相关基因的表达。

**关键词:** 亮氨酸; 谷氨酸; 肥育猪; 肌肉; 脂质代谢

**中图分类号:** S816 **文献标识码:** A **文章编号:**

随着我国居民生活水平的提高, 消费者对猪肉品质的要求越来越高, 优质猪肉更易受到消费者的青睐。脂肪是影响胴体品质和肉品风味的关键因素, 腹部和皮下脂肪沉积过多会降低胴体品质, 肌肉脂肪含量增加则可提高肉的嫩度和风味; 脂肪酸组成也是影响肉品质的关键因素, 其不仅决定肉的嫩度和多汁性, 还与肉的营养价值密切相关<sup>[1]</sup>。育种手段提高瘦肉

收稿日期: 2017-11-02

基金项目: 国家 973 计划课题 (2012CB124704); 国家自然科学基金面上项目 (31270044); 中央驻湘科研机构技术创新发展专项 (2013TF3006)

作者简介: 胡诚军 (1992-), 男, 江西新余人, 硕士研究生, 从事猪营养生理研究。E-mail: chengjhu@qq.com

\*通信作者: 孔祥峰, 研究员, 博士生导师, E-mail: nnkxf@isa.ac.cn; 江青艳, 教授, 博士生导师, E-mail: qyjiang@scau.edu.cn

率的同时又会引起肌内脂肪含量降低等问题<sup>[2]</sup>，而饲料营养调控机体脂肪代谢效果显著，这使其成为优质猪肉生产的一个重要调控手段。近年来的研究表明，亮氨酸不仅可以调节哺乳动物骨骼肌蛋白质的代谢<sup>[3]</sup>，还可加速体内脂肪氧化分解，减少脂肪在体内的沉积以及脂肪细胞中甘油三酯的含量<sup>[4-5]</sup>。另外，亮氨酸还可显著增加肥育猪肌内脂肪的含量<sup>[6]</sup>。饲料添加谷氨酸可降低肥育猪背膘厚<sup>[7]</sup>，提高肌内脂肪含量<sup>[8]</sup>，改善肌肉中脂肪酸的组成<sup>[9]</sup>。不过也有研究表明，饲料添加谷氨酸可增加脂肪在体内的沉积，引起肥胖<sup>[10]</sup>。笔者前期研究表明，饲料添加 1.00%亮氨酸可提高背最长肌和股二头肌中肌内脂肪含量，且不影响肥育猪的生长性能；添加 1.00%谷氨酸后，肥育猪背膘厚降低了 34.3%；而添加 1.00%亮氨酸+1.00%谷氨酸提高了股二头肌肌内脂肪含量，且不影响肥育猪的生长性能<sup>[11]</sup>。由上可见，亮氨酸和谷氨酸在调控动物机体脂质代谢方面均具有一定作用，且其作用靶点不尽相同，但其具体作用机制尚不明确。脂肪的沉积取决于脂肪合成和分解 2 个动态过程，该过程受到一系列基因的调控。因此，本试验进一步探讨饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肌肉脂肪酸组成和脂质代谢相关基因表达的影响，旨在揭示其调控脂质代谢的分子机制，为功能性氨基酸用于优质猪肉的生产提供依据。

1 材料与方法

1.1 试验动物、分组与饲养管理

试验选取平均体重为 77 kg 左右的杜×长×大肥育猪 60 头，随机分为 5 组，每组 12 头，公母各占 1/2，饲喂于 HHIS-02A 型全自动饲喂系统（河南河顺自动化设备有限公司产品）中。对照组饲喂基础饲料，在基础饲料中添加 2.05% L-丙氨酸（L-丙氨酸可被机体多个组织分解代谢，因而可调节饲料氮平衡<sup>[12]</sup>）作为等氮对照组，试验组分别在基础饲料中添加 1.00%亮氨酸+1.37% L-丙氨酸（亮氨酸组）、1.00%谷氨酸+1.44% L-丙氨酸（谷氨酸组）、1.00%亮氨酸+1.00%谷氨酸（亮氨酸+谷氨酸组）。参照 NRC（2012）猪营养需要推荐量配制玉米-豆粕型基础饲料，其组成及营养水平见表 1。饲养试验在位于湖南新五丰股份有限公司永安分公司的中国科学院亚热带农业生态研究所动物试验基地开展，试验期为 60 d。饲养试验期间自由采食和饮水。

表 1 基础饲料组成及营养水平（风样基础）

Table 1 Composition and nutrient levels of the basal diet (air-dry basis) %

项目 Items	含量 Content
原料 Ingredients	
玉米 Corn	78.80

豆粕 Soybean	16.50
赖氨酸 Lys	0.42
蛋氨酸 Met	0.05
苏氨酸 Thr	0.18
色氨酸 Try	0.05
预混料 Premix <sup>1)</sup>	4.00
合计 Total	100.00
营养水平 Nutrient levels <sup>2)</sup>	
消化能 DE/ (MJ/kg)	13.62
粗蛋白质 CP	13.60
粗纤维 CF	2.47
粗脂肪 EE	3.09
钙 Ca	0.62
总磷 TP	0.42
有效磷 AP	0.21
赖氨酸 Lys	1.06
蛋氨酸+半胱氨酸	0.57
Met+Cys	
缬氨酸 Val	0.66
苏氨酸 Thr	0.70
谷氨酸+谷氨酰胺	3.06
Glu+Gln	
色氨酸 Try	0.16
亮氨酸 Leu	1.50

<sup>1)</sup> 预混料为每千克饲料提供 Premix provided the following per kg of the diet: Cu 15.10 mg, Fe 150 mg, Se 0.30 mg, Zn 90 mg, Mn 61 mg, VD 386 IU, VA 9100 IU, VE 135 IU, VK 2.24 mg, VB<sub>6</sub> 1.40 mg, 泛酸钙 calcium pantothenate 19.70 mg, 烟酸 niacin 32.20 mg, VB<sub>12</sub> 0.028 mg, NaCl 4.10 g, CaHPO<sub>4</sub> 6.50 g, CaCO<sub>3</sub> 10.80 g。

<sup>2)</sup> 营养水平为计算值。Nutrient levels were calculated values.

1.2 样品采集

饲养试验结束后,颈动脉放血处死试验猪,采集背最长肌和股二头肌,液氮速冻后-80 ℃保存,用于分子生物学分析;另外各取 100 g 肌肉样品于-20 ℃保存,用于脂肪酸含量测定。

1.3 脂肪酸含量测定

取肌肉冻干样品,用石油醚-乙醚(1:1, 体积比)提取脂肪后,用 1 mL 氢氧化钾-甲醇溶液(0.4 mol/L)酯化 30 min, 然后热水浴浓缩,加水分层,取 500 μL 上层液用气相色谱-质谱联用仪(Agilent Technologies, 美国)测定,由微机按面积归一化法计算脂肪酸各组

分的含量，各脂肪酸含量以占总脂肪酸的百分比表示。

#### 1.4 脂质代谢相关基因表达测定

采用 Trizol 试剂盒 (TaKaRa, 大连) 提取肌肉样品中的总 RNA, 经紫外可见分光光度计 (NanoDrop® ND-1000, Thermo Fisher, 美国) 测定其在 260 和 280 nm 处吸光度的比值在 1.80~2.10 之间, 琼脂糖凝胶电泳法检测其 RNA 质量。将 RNA 浓度调整为 1 000 ng/μL, 参照 TaKaRa 反转录试剂盒说明书, 分别准确吸取 1.0 μL 总 RNA 样品进行逆转录, 合成 cDNA。采用 Primer 5.0 软件设计引物, PCR 引物序列见表 2。以 cDNA 为模板, 采用荧光定量 PCR 技术检测肌肉中脂质代谢相关基因 mRNA 的相对表达量。10 μL 反应体系包括: 5 μL 2×SYBR Green PCR Master Mix, 2 μL cDNA, 0.4 μL 上游引物, 0.4 μL 下游引物, 3.2 μL ddH<sub>2</sub>O。反应条件为: 95 °C 预变性 10 s; 95 °C 变性 15 s, 60 °C 退火 30 s, 共 40 个循环。根据目的基因和内参基因的阈值循环 (Ct), 采用  $2^{-\Delta\Delta C_t}$  法计算样品中各目的基因 mRNA 的相对表达量。

表 2 PCR 引物序列

Table 2 Sequences of primers for PCR

基因名称	序列	产物大小
Gene names	Sequences (5'-3')	Product size/bp
甘油醛-3-磷酸脱氢酶	F:AAGGAGTAAGAGCCCCCTGGA	140
<i>GAPDH</i>	R:TCTGGGATGGAAACTGGAA	
激素敏感脂酶	F:GCAGCATCTTCTTCCGCACA	195
<i>HSL</i>	R:AGCCCTTGCGTAGAGTGACA	
乙酰辅酶A羧化酶	F:TTCCAGGCACAGTCCTTAGG	161
<i>ACC</i>	R:TCATCCAACACGAGCTCAGT	
脂蛋白脂酶	F:CTCGTGCTCAGATGCCCTAC	148
<i>LPL</i>	R:GGCAGGGTGAAAGGGATGTT	
脂肪酸转运蛋白1	F:GGAGTAGAGGGCAAAGCAGG	208
<i>FATP-1</i>	R:AGGTCTGGCGTGGGTCAAAG	
脂肪酸转运蛋白4	F:TGGAACTTGTCTCCAGTG	147
<i>FABP-4</i>	R:GGTACTTTCTGATCTAATGGTG	
脂肪酸合成酶	F:CTGCTGAAGCCTAACTCCTCG	242
<i>FAS</i>	R:TGCTCCTGCACGTCTCCC	

过氧化物酶体增殖物激活受体 $\gamma$	F:AGGGCCAAGGATTCATGACA	248
PPAR $\gamma$	R:GTGGTTCAACTTGAGCTGCA	

1.5 数据处理

采用 SPSS 17.0 统计软件对试验数据进行 Duncan 氏多重比较，结果以“平均值 $\pm$ 标准误”表示， $P<0.05$  表示差异显著。

2 结果与分析

2.1 饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪背最长肌中脂肪酸组成的影响

由表 3 可知，与对照组相比，亮氨酸组背最长肌中 C18:0 含量显著降低（ $P<0.05$ ），C18:2n-6 和 C20:1 含量显著增加（ $P<0.05$ ）；谷氨酸组背最长肌中 C14:0 和 C16:0 含量显著降低（ $P<0.05$ ），C17:0、C18:2n-6 和 C20:1 含量显著增加（ $P<0.05$ ）。

表 3 饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪背最长肌中脂肪酸组成的影响（占总脂肪酸的百分比）

Table 3 Effects of dietary Leu and Glu on fatty acid composition in *longissimus dorsi* muscle of finishing pigs (percentage of total fatty acids) %

项目	对照组	等氮对照组	亮氨酸组	谷氨酸组	亮氨酸+谷氨酸组
Items	Control group	Iso-nitrogenous control group	Leu group	Glu group	Leu+Glu group
C14:0	1.45 $\pm$ 0.05 <sup>a</sup>	1.34 $\pm$ 0.04 <sup>ab</sup>	1.36 $\pm$ 0.05 <sup>ab</sup>	1.25 $\pm$ 0.05 <sup>b</sup>	1.36 $\pm$ 0.04 <sup>ab</sup>
C16:0	26.64 $\pm$ 0.48 <sup>a</sup>	24.95 $\pm$ 0.40 <sup>ab</sup>	24.98 $\pm$ 0.65 <sup>ab</sup>	24.63 $\pm$ 0.61 <sup>b</sup>	25.17 $\pm$ 0.44 <sup>ab</sup>
C16:1	2.67 $\pm$ 0.47	2.81 $\pm$ 0.11	2.77 $\pm$ 0.39	2.45 $\pm$ 0.31	2.94 $\pm$ 0.38
C17:0	0.28 $\pm$ 0.02 <sup>b</sup>	0.32 $\pm$ 0.02 <sup>ab</sup>	0.31 $\pm$ 0.02 <sup>ab</sup>	0.36 $\pm$ 0.03 <sup>a</sup>	0.30 $\pm$ 0.01 <sup>b</sup>
C18:0	13.62 $\pm$ 0.28 <sup>a</sup>	12.97 $\pm$ 0.39 <sup>ab</sup>	11.46 $\pm$ 1.18 <sup>b</sup>	13.10 $\pm$ 0.31 <sup>ab</sup>	12.88 $\pm$ 0.41 <sup>ab</sup>
C18:1n-9	41.68 $\pm$ 0.65	40.42 $\pm$ 0.77	40.98 $\pm$ 1.00	39.71 $\pm$ 0.98	40.73 $\pm$ 0.90
C18:2n-6	11.18 $\pm$ 0.94 <sup>b</sup>	14.30 $\pm$ 0.75 <sup>ab</sup>	14.77 $\pm$ 1.09 <sup>a</sup>	15.43 $\pm$ 1.32 <sup>a</sup>	13.69 $\pm$ 1.01 <sup>ab</sup>
C18:3n-6	0.08 $\pm$ 0.01	0.09 $\pm$ 0.01	0.10 $\pm$ 0.01	0.09 $\pm$ 0.01	0.09 $\pm$ 0.01
C20:0	0.21 $\pm$ 0.01	0.19 $\pm$ 0.02	0.20 $\pm$ 0.02	0.21 $\pm$ 0.02	0.17 $\pm$ 0.02
C20:1	0.34 $\pm$ 0.08 <sup>b</sup>	0.46 $\pm$ 0.09 <sup>ab</sup>	0.48 $\pm$ 0.12 <sup>a</sup>	0.50 $\pm$ 0.11 <sup>a</sup>	0.43 $\pm$ 0.08 <sup>ab</sup>
C20:3n-6	0.25 $\pm$ 0.03	0.26 $\pm$ 0.02	0.31 $\pm$ 0.04	0.27 $\pm$ 0.04	0.27 $\pm$ 0.03
C20:4n-6	1.76 $\pm$ 0.27	1.86 $\pm$ 0.29	2.29 $\pm$ 0.37	2.00 $\pm$ 0.34	1.98 $\pm$ 0.28

2.2 饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪股二头肌中脂肪酸组成的影响

由表 4 可知，与对照组相比，亮氨酸组股二头肌中 C16:0 含量显著降低 ( $P<0.05$ )，谷氨酸组股二头肌中 C18:2n-6 含量显著增加 ( $P<0.05$ )。

表 4 饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪股二头肌中脂肪酸组成的影响  
(占总脂肪酸的百分比)

Table 4 Effects of dietary Leu and Glu on fatty acid composition in *biceps femoris* muscle of finishing pigs (percentage of total fatty acids) %

项目	基础饲料组	等氮对照组	亮氨酸组	谷氨酸组	亮氨酸+谷氨酸组
Items	Control group	Iso-nitrogenous control group	Leu group	Glu group	Leu+Glu group
C14:0	1.33±0.04	1.29±0.03	1.33±0.03	1.25±0.04	1.28±0.03
C16:0	24.47±0.42 <sup>a</sup>	23.66±0.33 <sup>ab</sup>	23.64±0.29 <sup>b</sup>	23.69±0.35 <sup>ab</sup>	23.96±0.19 <sup>ab</sup>
C16:1	3.28±0.12	2.91±0.10	3.00±0.17	2.81±0.14	3.03±0.18
C17:0	0.31±0.02	0.31±0.02	0.32±0.02	0.35±0.03	0.34±0.02
C18:0	12.28±0.32	11.73±0.30	11.66±0.28	12.34±0.25	12.01±0.38
C18:1n-9	42.63±0.48	41.88±0.97	41.83±0.83	40.20±1.05	42.21±1.12
C18:2n-6	12.50±0.61 <sup>b</sup>	15.12±0.87 <sup>ab</sup>	14.93±0.77 <sup>ab</sup>	15.54±1.18 <sup>a</sup>	14.06±0.86 <sup>ab</sup>
C18:3n-6	0.08±0.01	0.08±0.01	0.08±0.01	0.08±0.01	0.07±0.01
C20:0	0.16±0.02	0.14±0.02	0.16±0.01	0.15±0.02	0.14±0.01
C20:1	0.33±0.06	0.55±0.09	0.48±0.09	0.46±0.12	0.43±0.05
C20:3n-6	0.31±0.03	0.28±0.04	0.31±0.03	0.36±0.04	0.28±0.04
C20:4n-6	2.33±0.31	2.07±0.41	2.26±0.31	2.75±0.42	2.21±0.34

2.3 饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪背最长肌中脂质代谢相关基因表达的影响

由表5可知，与对照组相比，亮氨酸组背最长肌中脂肪酸转运蛋白1 (*FATP-1*) mRNA 的相对表达量显著上调 ( $P<0.05$ )，脂蛋白脂酶 (*LPL*) mRNA 的相对表达量显著下调 ( $P<0.05$ )；亮氨酸+谷氨酸组背最长肌中脂肪酸转运蛋白4 (*FATP-4*) mRNA 的相对表达量显著下调 ( $P<0.05$ )。与等氮对照组相比，亮氨酸组背最长肌中 *FATP-1* 和 *FATP-4* mRNA 的相对表达量显著上调 ( $P<0.05$ )，谷氨酸组和亮氨酸+谷氨酸组 *LPL* mRNA 的相对表达量显著上调 ( $P<0.05$ )。

表 5 饲粮添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪背最长肌中脂质代谢相关基因表达的影响

Table 5 Effects of dietary Leu and Glu on expression of genes related to lipid metabolism in *longissimus dorsi* muscle of finishing pigs

项目	对照组	等氮对照组	亮氨酸组	谷氨酸组	亮氨酸+谷
Items	Control	Iso-nitrogenous	Leu group	Glu group	氨酸组
	group	control group			Leu+Glu
					group
乙酰辅酶A羧化酶 <i>ACC</i>	1.00±0.38	0.55±0.12	1.35±0.24	0.71±0.17	1.07±0.28
肉碱棕榈酰转移酶 1 <i>CPT-1</i>	1.00±0.35	0.90±0.29	0.59±0.09	0.73±0.19	1.07±0.24
脂肪酸转运蛋白 1 <i>FATP-1</i>	1.00±0.19 <sup>b</sup>	1.23±0.11 <sup>b</sup>	2.37±0.56 <sup>a</sup>	0.82±0.23 <sup>b</sup>	0.98±0.05 <sup>b</sup>
脂肪酸转运蛋白 4 <i>FATP-4</i>	1.00±0.13 <sup>a</sup>	0.38±0.07 <sup>c</sup>	1.04±0.18 <sup>a</sup>	0.56±0.11 <sup>abc</sup>	0.50±0.30 <sup>bc</sup>
脂肪酸合成酶 <i>FAS</i>	1.00±0.14	0.98±0.21	1.25±0.29	0.80±0.13	1.09±0.36
激素敏感脂酶 <i>HSL</i>	1.00±0.13	0.99±0.23	1.17±0.20	1.11±0.31	0.92±0.20
脂蛋白脂酶 <i>LPL</i>	1.00±0.36 <sup>a</sup>	0.20±0.05 <sup>b</sup>	0.71±0.11 <sup>b</sup>	1.05±0.29 <sup>a</sup>	0.91±0.22 <sup>a</sup>
过氧化物酶体增殖物激活受体 $\gamma$ <i>PPAR<math>\gamma</math></i>	1.00±0.17	0.97±0.22	1.12±0.23	1.19±0.29	1.20±0.21

2.4 饲粮添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪股二头肌中脂质代谢相关基因表达的影响

由表 6 可知, 与对照组相比, 谷氨酸组和亮氨酸+谷氨酸组股二头肌中 *FATP-4* mRNA 的相对表达量显著下调 ( $P<0.05$ )。

表 6 饲粮添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪股二头肌中脂质代谢相关基因表达的影响

Table 6 Effects of dietary Leu and Glu on expression of genes related to lipid metabolism in *biceps femoris* muscle of finishing pigs

项目	对照组	等氮对照组	亮氨酸组	谷氨酸组	亮氨酸 + 谷
Items	Control	Iso-nitrogenous	Leu group	Glu group	氨酸组
	group	control group			Leu + Glu
					group
乙酰辅酶 A 羧化酶 <i>ACC</i>	1.00±0.38	1.46±0.49	1.96±0.92	1.51±0.28	1.43±0.43
肉碱棕榈酰转移酶 1 <i>CPT-1</i>	1.00±0.22	1.45±0.35	1.86±0.56	1.38±0.24	1.66±0.38
脂肪酸转运蛋白 1 <i>FATP-1</i>	1.00±0.32	0.89±0.17	0.82±0.24	0.59±0.14	0.49±0.24



脂肪酸转运蛋白 4 <i>FATP-4</i>	1.00±0.15 <sup>a</sup>	0.49±0.18 <sup>bc</sup>	0.77±0.26 <sup>ab</sup>	0.39±0.13 <sup>bc</sup>	0.18±0.03 <sup>c</sup>
脂肪酸合成酶 <i>FAS</i>	1.00±0.36	1.42±0.30	1.47±0.32	1.80±0.26	1.36±0.33
激素敏感脂酶 <i>HSL</i>	1.00±0.22	1.50±0.34	1.67±0.30	1.13±0.28	0.99±0.24
脂蛋白脂酶 <i>LPL</i>	1.00±0.22	0.69±0.16	0.95±0.20	0.57±0.11	0.69±0.22
过氧化物酶体增殖物激活受体γ <i>PPARγ</i>	1.00±0.29	1.28±0.34	1.52±0.44	2.17±0.55	1.60±0.38

3 讨 论

肌肉中脂肪的含量及脂肪酸的组成对猪肉品质具有重要影响，深入了解营养素调控肌肉中脂质代谢的分子机制，将有助于提高动物的胴体性状和肉品质，为消费者提供优质的肉类产品。脂肪酸组成是影猪肉风味、营养价值及氧化稳定性的一个重要因素。本试验结果发现，饲料添加亮氨酸可显著降低肥育猪背最长肌中 C18:0[属于饱和脂肪酸（SFA）]，显著增加 C18:2n-6[属于多不饱和脂肪酸（PUFA）]的含量；饲料添加谷氨酸可显著降低肥育猪背最长肌中 C14:0 和 C16:0（属于 SFA），显著增加背最长肌和股二头肌中 C18:2n-6（属于 PUFA）的含量；饲料同时添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪肌肉中脂肪酸组成未产生显著影响。SFA 摄入过多不但会增加消费者患心血管疾病的风险<sup>[13]</sup>，还易引起肌肉组织胰岛素抵抗<sup>[14]</sup>，而 PUFA 则可预防心血管疾病<sup>[13]</sup>。C18:2n-6，即亚麻油酸，是一种必需脂肪酸，具有抗炎和免疫调节等作用<sup>[15-16]</sup>。上述结果提示，饲料添加亮氨酸或谷氨酸可通过降低肌肉中 SFA 含量来改善肌肉中脂肪酸的组成，进而提高猪肉的营养价值。然而 Kong 等<sup>[17]</sup>研究表明，饲料添加谷氨酸提高了生长猪背最长肌中 C16:0 的含量，上述差异可能是由于基础饲料和肥育猪的生长阶段不同造成的。

笔者前期研究发现，饲料添加 1.00%亮氨酸和 1.00%谷氨酸显著提高了肥育猪背最长肌和股二头肌中肌内脂肪的含量<sup>[11]</sup>，因此本研究进一步检测了肌肉中与脂质代谢相关基因的表达情况，进一步探讨亮氨酸和谷氨酸影响肌内脂肪代谢的机制。本研究发现，饲料添加亮氨酸可显著上调肥育猪背最长肌中 *FATP-1* 和 *FATP-4* 基因的表达。*FATP-1* 和 *FATP-4* 是脂肪酸转运蛋白家族的 2 个成员，在脂肪酸转运过程中发挥着重要作用。敲除 *FATP-1* 基因可减少肌肉细胞对长链脂肪酸（LCFA）的摄取、降低肌肉中甘油三酯的沉积<sup>[18]</sup>，过表达 *FATP-1* 基因可提高肌肉细胞对葡萄糖的氧化<sup>[19]</sup>；而 *FATP-4* 基因的表达量则与肥胖有关<sup>[20]</sup>。上述结果提示，饲料添加亮氨酸可能通过促进肌肉细胞对 LCFA 的摄取，进而促进脂肪在肌肉中的沉积。笔者前期研究发现饲料同时添加亮氨酸和谷氨酸组合可显著提高背最长肌肌内脂肪含



量<sup>[11]</sup>，然而本试验中饲料同时添加亮氨酸和谷氨酸则显著下调了背最长肌中 *FATP-1* 和 *FATP-4* 基因表达，其具体机制还有待进一步研究。

乙酰辅酶 A 羧化酶 (ACC) 和脂肪酸合成酶 (FAS) 是合成脂肪酸的 2 个关键酶<sup>[21]</sup>，*FAS* 基因表达量上升可显著促进甘油三酯的沉积，进而引起肥胖<sup>[22]</sup>。过氧化物酶体增殖物激活受体 $\gamma$  (PPAR $\gamma$ ) 是调节脂肪分化的核心调控因子，具有脂肪组织特异性，除了直接参与脂肪分化外，还可调节 *FAS*、*ACC*、*LPL* 和激素敏感脂酶 (*HSL*) 等基因的表达<sup>[23]</sup>，间接影响脂质代谢。可见，*ACC*、*FAS* 和 *PPAR $\gamma$*  基因均与脂肪合成代谢有关。在本试验中，饲料添加亮氨酸、谷氨酸和亮氨酸+谷氨酸均未对育肥猪肌肉中 *ACC*、*FAS* 和 *PPAR $\gamma$*  的表达产生显著影响，提示亮氨酸和谷氨酸增加肌肉脂肪含量可能不是通过上调脂肪合成基因表达实现的。本研究结果与 Madeira 等<sup>[24]</sup>的结果一致，即饲料添加亮氨酸不显著影响背最长肌中 *ACC* 和 *FAS* 基因的表达；而 Kong 等<sup>[17]</sup>研究发现，饲料添加谷氨酸可提高背最长肌中肌肉脂肪含量，上调 *ACC* 基因的表达。结果不一致的原因可能是因为基础饲料不同，Kong 等<sup>[17]</sup>是在高脂饲料中添加谷氨酸。

*FAS* 可催化乙酰辅酶 A 生成 C16:0<sup>[25]</sup>。在本研究中，饲料添加谷氨酸显著降低了肥育猪背最长肌中 C16:0 的含量，饲料添加亮氨酸显著降低了股二头肌中 C16:0 的含量，但未对肌肉中 *FAS* mRNA 的相对表达量产生显著影响，提示亮氨酸和谷氨酸可能不影响 C16:0 的合成代谢，但可上调与 C16:0 分解相关基因的表达。*LPL* 的主要功能是催化水解乳糜微粒和极低密度脂蛋白中的甘油三酯，动物体内 *LPL* 活性是决定外周组织从血浆中摄取甘油三酯的重要因素，其表达量增加能够显著增加脂肪在皮下和肌肉中的沉积<sup>[25-26]</sup>。本试验结果表明，饲料添加谷氨酸和亮氨酸+谷氨酸可显著上调肥育猪背最长肌中 *LPL* 基因的表达，提示其可通过调控 *LPL* 基因的表达影响肌肉中脂肪的沉积。

#### 4 结 论

饲料添加亮氨酸可显著降低肥育猪背最长肌中 C18:0 含量，显著增加 C18:2n-6 含量；饲料添加谷氨酸可显著降低肥育猪背最长肌中 C14:0 和 C16:0 含量，显著增加 C18:2n-6 含量；饲料同时添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪肌肉中脂肪酸的组成未产生显著影响，但可显著上调背最长肌中 *LPL* 基因的表达。

#### 参考文献：

- [1] WOOD J D, RICHARDSON I R, NUTE G R, et al. Effects of fatty acids on meat quality: a review[J]. Meat Science, 2004, 66(1): 21–32.
- [2] ROS-FREIXEDES R, REIXACH J, BOSCH L, et al. Response to selection for decreased

- backfat thickness at restrained intramuscular fat content in Duroc pigs[J].Journal of Animal Science,2013,91(8):3514–3521.
- [3] JEWELL J L,KIM Y C,RUSSELL R C,et al.Differential regulation of mTORC1 by leucine and glutamine[J].Science,2015,347(6218):194–198.
- [4] ZHANG Y Y,GUO K Y,ROBERT E L,et al.Increasing dietary leucine intake reduces diet-induced obesity and improves glucose and cholesterol metabolism in mice via multiple mechanisms[J].Diabetes,2007,56(6):1647–1654.
- [5] FREUDENBERG A,PETZKE K J,KLAUS S.Dietary *L*-leucine and *L*-alanine supplementation have similar acute effects in the prevention of high-fat diet-induced obesity[J].Amino Acids,2013,44(2):519–528.
- [6] HYUN Y,ELLIS M,MCKEITH F K,et al.Effect of dietary leucine and lysine levels on intramuscular fat content in finishing pigs[J].Canadian Journal of Animal Science,2003,83(2):315–318.
- [7] HU C J,JIANG Q Y,ZHANG T,et al.Dietary supplementation with arginine and glutamic acid modifies growth performance,carcass traits,and meat quality in growing-finishing pigs[J].Journal of Animal Science,2017,95(6):2680–2689.
- [8] 周笑犁,孔祥峰,范觉鑫,等.味精与高脂日粮对生长猪胴体性状与组成的影响[J].食品工业科技,2014,35(5):330–333,337.
- [9] HU C J,JIANG Q Y,ZHANG T,et al.Dietary supplementation with arginine and glutamic acid enhances key lipogenic gene expression in growing pigs[J].Journal of Animal Science,2017,95(12):5507–5515.
- [10] NARDELLI T R,RIBEIRO R A,BALBO S L,et al.Taurine prevents fat deposition and ameliorates plasma lipid profile in monosodium glutamate-obese rats[J].Amino Acids,2011,41(4):901–908.
- [11] 胡诚军,张婷,李华伟,等.饲料添加亮氨酸和谷氨酸对肥育猪生长性能、胴体性状和肉品质的影响[J].动物营养学报,2017,29(2):590–596.
- [12] TAN B,YIN Y L,LIU Z Q,et al.Dietary *L*-arginine supplementation increases muscle gain and reduces body fat mass in growing-finishing pigs[J].Amino Acids,2009,37(1):169–175.
- [13] KIM M J,PARVIN R,MUSHTAQ M M H,et al.Influence of monochromatic light on quality

- 196 traits,nutritional,fatty acid,and amino acid profiles of broiler chicken meat[J].Poultry  
197 Science,2013,92(11):2844–2852.
- 198 [14] KENNEDY A,MARTINEZ K,CHUANG C C,et al.Saturated fatty acid-mediated  
199 inflammation and insulin resistance in adipose tissue:mechanisms of action and  
200 implications[J].The Journal of Nutrition,2009,139(1):1–4.
- 201 [15] PISCHON T,HANKINSO S E,HOTAMISLIGIL G S,et al.Habitual dietary intake of n-3  
202 and n-6 fatty acids in relation to inflammatory markers among US men and  
203 women[J].Circulation,2003,108(2):155–160.
- 204 [16] KALOGEROPOULOS N,PANAGIOTAKOS D B,PITSAVOS C,et al.Unsaturated fatty  
205 acids are inversely associated and n-6/n-3 ratios are positively related to inflammation and  
206 coagulation markers in plasma of apparently healthy adults[J].Clinica Chimica  
207 Acta,2010,411(7/8):584–591.
- 208 [17] KONG X F,ZHOU X L,FENG Z M,et al.Dietary supplementation with monosodium  
209 l-glutamate modifies lipid composition and gene expression related to lipid metabolism in  
210 growing pigs fed a normal-or high-fat diet[J].Livestock Science,2015,180:247–252
- 211 [18] RICHARDS M R,LISTENBERGER L L,KELLY A A,et al.Oligomerization of the murine  
212 fatty acid transport protein 1[J].Journal of Biological Chemistry,2003,278(12):10477–10483.
- 213 [19] GUITART M,ANDREU A L,GARCÍA-ARUMI E,et al.FATP1 localizes to mitochondria and  
214 enhances pyruvate dehydrogenase activity in skeletal  
215 myotubes[J].Mitochondrion,2009,9(4):266–272.
- 216 [20] GERTOW K,PIETILÄINEN K H,YKI-JÄRVINEN H,et al.Expression of fatty-acid-handling  
217 proteins in human adipose tissue in relation to obesity and insulin  
218 resistance[J].Diabetologia,2004,47(6):1118–1125.
- 219 [21] LIU Y Y,LI F N,HE L Y,et al.Dietary protein intake affects expression of genes for lipid  
220 metabolism in porcine skeletal muscle in a genotype- dependent manner[J].British Journal of  
221 Nutrition,2015,113(7):1069–1077.
- 222 [22] 尹靖东.动物肌肉生物学与肉品科学[M].北京:中国农业大学出版社,2011.
- 223 [23] LAPLANTE M,SELL H,MACNAUL K L,et al.PPAR- $\gamma$  activation mediates adipose  
224 depot-specific effects on gene expression and lipoprotein lipase activity-mechanisms for

- modulation of postprandial Lipemia and differential adipose accretion[J].Diabetes,2003,52(2):291–299.
- [24]MADEIRA M S,PIRES V M,ALFAIA C M,et al.Combined effects of dietary arginine,leucine and protein levels on fatty acid composition and gene expression in the muscle and subcutaneous adipose tissue of crossbred pigs[J].British Journal of Nutrition,2014,11(9):1521–1535.
- [25] 祝仁铸,尹逊河,王元虎,等.猪肌肉组织 MDH 和 LPL 基因表达与肌内脂肪含量和脂肪酸组成关系的研究[J].畜牧兽医学报,2013,44(8):1182–1188.
- [26] VINCENT G,ISABELLE L,JACQUES M,et al.Lipogenic enzyme activities in subcutaneous adipose tissue and skeletal muscle from neonatal pigs consuming maternal or formula milk[J].Reproduction,Nutrition,Development,2000,40(2):103–112.
- Effects of Dietary Leucine and Glutamic Acid on Fatty Acid Composition and Expression of Lipid Metabolism-Related Genes in Muscle of Finishing Pigs
- HU Chengjun<sup>1,2</sup> ZHANG Ting<sup>1</sup> ZHANG Tao<sup>3</sup> YIN Yulong<sup>1,2</sup> KONG Xiangfeng<sup>1\*</sup> JIANG Qingyan<sup>2\*</sup>
- (1. *Key Laboratory of Agro-ecological Processes in Subtropical Region, Laboratory of Animal Nutritional Physiology and Metabolic Process, and National Engineering Laboratory for Pollution Control and Waste Utilization in Livestock and Poultry Production, Institute of Subtropical Agriculture, Chinese Academy of Sciences, Changsha 410125, China; 2.College of Animal Science, South China Agricultural University, Guangzhou 510642, China; 3.Evonik Degussa (China) Co., Ltd., Beijing 100600, China)*
- Abstract: This study was conducted to investigate the effects of dietary leucine (Leu) and glutamic acid (Glu) on fatty acid composition and expression of lipid metabolism-related genes in muscle of finishing pigs. Sixty Duroc×Large White×Landrace pigs with an average body weight about 77 kg were randomly assigned to five groups, and each group had 12 pigs (male:female=1:1). The pigs in control group were fed a basal diet, and those in the experiment groups were fed the basal diet supplemented with 2.05% *L*-alanine (iso-nitrogenous control group), 1.00% Leu+1.37%

\*Corresponding authors: KONG Xiangfeng, professor, E-mail: nnkxf@isa.ac.cn; JIANG Qingyan, professor, E-mail: qyjiang@scau.edu.cn (责任编辑 菅景颖)

*L*-alanine (Leu group), 1.00% Glu+1.44% *L*-alanine (Glu group) and 1.00% Leu+1.00% Glu (Leu+Glu group), respectively. After feeding 60 days, the pigs were slaughtered and the muscle samples were collected to measure the fatty acid composition and mRNA relative expression levels of genes related to lipid metabolism. The results showed that the contents of C18:2n-6 and C20:1 of *longissimus dorsi* muscle in Leu group were significantly increased ( $P<0.05$ ), whereas the content of C18:0 was significantly decreased compared with the control group ( $P<0.05$ ); the contents of C14:0 and C16:0 in *longissimus dorsi* muscle in Glu group were significantly decreased ( $P<0.05$ ), whereas the contents of C17:0 and C18:2n-6 were significantly increased ( $P<0.05$ ). In the *biceps femoris* muscle, compared with the control group, the content of C16:0 in Leu group was significantly decreased ( $P<0.05$ ), while the content of C18:2n-6 in Glu group was significantly increased ( $P<0.05$ ). Compared with the control group, the mRNA expression level of fatty-acidtransport protein 1 (*FATP*-1) in *longissimus dorsi* muscle was significantly up-regulated in Leu group ( $P<0.05$ ), whereas the mRNA expression level of fatty-acidtransport protein 4 (*FATP*-4) in *longissimus dorsi* and *biceps femoris* muscles was significantly down-regulated in Leu+Glu group ( $P<0.05$ ). Compared with the iso-nitrogenous control group, the mRNA expression level of lipoprotein lipase (*LPL*) in *longissimus dorsi* muscle was significantly up-regulated in Glu group and Leu+Glu group ( $P<0.05$ ). These findings indicate that diet supplemented with 1.00% Leu or 1.00% Glu can regulate the fatty acid composition and the expression of genes related to lipid metabolism in muscle of finishing pigs.

Key words: leucine; glutamic acid; finishing pigs; muscle; lipid metabolism